



دانشکده علوم
گروه زیست شناسی

پایان نامه جهت اخذ درجه کارشناسی ارشد رشته بیوشیمی

عنوان:

تخلیص آنژیم کربونیک اندیراز II انسانی و مطالعه اثرات
مهارشوندگی آن توسط سلکوکسیب

نگارش:

مصطفی مهرابی

اساتید راهنما:

دکتر سیروس قبادی
دکتر رضا خدارحمی

۱۳۸۷ بهمن ماه

چکیده

آنزیم کربونیک اندراز II انسانی (hCAII, EC 4.2.1.1) یک متالوآنزیم حاوی یون روی است که هیدراته شدن برگشت پذیر دی اکسید کربن به بی کربنات و پروتون را کاتالیز می کند. از آنجا که مهار آنزیم کربونیک اندراز در درمان بسیاری از بیماری‌ها از جمله سرطان و گلوکوما (آب سیاه) مؤثر است، در این تحقیق اثر سلکوکسیب (یک داروی سولفونامیدی) بر روی ساختار و عملکرد آنزیم کربونیک اندراز II انسانی (یکی از ایزوژیم‌های سیتوزولی آنزیم) توسط روش‌های مختلف از جمله اسپکتروسکوپی مرئی- فرابنفش، فلورسانس ذاتی و خارجی، دو رنگ نمایی دورانی (CD) و گرماسنجی رویشی افراطی (DSC) در بافر تریس pH 7/75 mM ۲۰ مورد بررسی قرار گرفت. نتایج سیستیکی نشان داد که سلکوکسیب فعالیت استرازی کربونیک اندراز را به صورت رقابتی از نوع ساده خطی مهار می کند. داده‌های بدست آمده از DSC و اندازه گیری‌های فلورسانس با استفاده از آکریل آمید و ANS، همراه با محاسبه آب گریزی سطحی پروتئین (PSH)، نشان داد که در حضور سلکوکسیب مقداری فشردگی در ساختار آنزیم کربونیک اندراز ایجاد می شود. آنالیز اشترن- ولمر معلوم کرد که مکانیسم خاموش کنندگی در گیر در فرآیند اتصال از نوع استاتیک است. آنالیز پارامترهای ترمودینامیکی اتصال نشان داد که پیوندهای هیدروژنی و میان‌کنش‌های آب گریز نقش اصلی را در پایداری کمپلکس برگشت پذیر ایجاد شده بین آنزیم و دارو دارند. نمودار جاب نیز مشخص کرد که اتصال آنزیم و سلکوکسیب با استویکیومتری ۱ به ۱ اتفاق می افتد. نتایج CD در ناحیه فرابنفش دور نشان داد که در حضور سلکوکسیب اندکی افزایش در محتوای مارپیچ آلفا ساختار دوم hCA II ایجاد می شود در حالی که نتایج CD در ناحیه فرابنفش نزدیک القا فشردگی اندک توسط اتصال سلکوکسیب به آنزیم را نشان داد. در مجموع این طور می توان نتیجه گرفت که، اتصال سلکوکسیب به جایگاه فعال آنزیم hCA II همراه با مهارشوندگی خطی آنزیم، خاموش شدن فلورسانس آن و قدری فشردگی در ساختار دوم و سوم آن است.

لغات کلیدی: مطالعه اتصال، سلکوکسیب، مهارشوندگی رقابتی، خاموش شوندگی فلورسانس، کربونیک اندراز II انسانی.

فهرست مطالب

صفحه

عنوان

فصل اول

مقدمه

۲	۱-۱- پیش گفتار
۴	۲-۱- تاریخچه
۵	۳-۱- خانواده کربونیک اندراز
۷	۳-۱-۳-۱- کربونیک اندراز
۱۰	۱-۱-۳-۱- کربونیک اندراز II (CA II)
۱۲	۲-۳-۱- کربونیک اندراز
۱۲	۳-۳-۱- کربونیک اندراز
۱۳	۴-۱- ارتباط کربونیک اندراز با برخی از بیماری‌ها
۱۹	۵-۱- مهارکننده‌های کربونیک اندراز
۱۹	۵-۱- سولفونامیدها
۲۰	۵-۲- آنیون‌های با قابلیت اتصال به فلز
۲۱	۶-۱- سلکوکسیب
۲۲	۷-۱- سینتیک مهار شوندگی آنزیمی
۲۳	۷-۱-۱- مهار شوندگی رقابتی
۲۴	۷-۱-۲- مطالعه سینتیک آنزیمی در حضور مهارکننده رقابتی از طریق رسم نمودار
۲۷	۷-۱-۳- مهار شوندگی غیر رقابتی و نا رقابتی
۲۸	۸-۱- تخلیص پروتئین
۲۹	۸-۱-۱- آماده سازی نمونه
۲۹	۸-۱-۲- رسوب دهی با نمک
۳۱	۸-۱-۳- دیالیز
۳۱	۸-۱-۴- کروماتوگرافی

۳۲	۱-۸-۵- کروماتوگرافی تعویض یون
۳۴	۱-۹- مطالعه بنای فضایی پروتئین
۳۴	۱-۹-۱- روش‌های نوری تشخیص بنای فضایی پروتئین
۳۵	۱-۹-۱-۱- کاربرد تکنیک CD در مطالعه تغییرات بنای فضایی پروتئین‌ها
۳۶	۱-۹-۱-۲- فلوئورسانس
۳۷	۱-۹-۱-۲-۱- استفاده از فلوئورسانس در مطالعه پروتئین‌ها
۳۸	۱-۹-۱-۲-۱-۱- فلوئورسانس خارجی
۴۰	۱-۱۰- هدف از انجام این تحقیق

فصل دوم**مواد و روش‌ها**

۴۲	۲-۱- فهرست مواد مورد استفاده
۴۳	۲-۲- فهرست دستگاه‌های مورد استفاده
۴۴	۲-۳-۱- خالص سازی آنزیم کربونیک ایندراز II از اریتروسیت‌های انسانی
۴۴	۲-۳-۲- جداسازی عصاره خام آنزیم کربونیک ایندراز II
۴۴	۳-۱-۱- مرحله اول
۴۴	۳-۲- مرحله دوم
۴۴	۳-۳-۱- مرحله سوم
۴۵	۳-۳-۲- دیالیز
۴۵	۳-۳-۲- رسوب دهی با سولفات آمونیوم
۴۶	۴-۳-۲- کروماتوگرافی تعویض آنیونی
۴۶	۴-۳-۲-۵- تعیین مرتبه خلوص و بازده خالص سازی
۴۷	۴-۲- SDS-PAGE پروتئین‌ها
۴۸	۴-۲-۱- تهیه محلول‌های لازم برای الکتروفورز

۴۸	- محلول ذخیره اکریل آمید (۸٪ / ۳۰٪)
۴۸	- بافر ژل پایین ۲-۱-۴-۲
۴۸	- بافر ژل بالا ۳-۱-۴-۲
۴۹	- بافر الکترود (بافر مخازن) ۴-۱-۴-۲
۴۹	- بافر نمونه (X-۵)
۴۹	- محلول پرسولفات آمونیوم (۱۰٪)
۴۹	- محلول TEMED (۱۰٪) ۷-۱-۴-۲
۴۹	- آماده سازی ژل و بارگذاری نمونهها ۲-۴-۲
۵۰	- ژل پایین (ژل جدا کننده) ۱-۲-۴-۲
۵۰	- ژل بالا (ژل فشرده کننده) ۲-۲-۴-۲
۵۱	- رنگ آمیزی ژل: ۳-۴-۲
۵۱	- محلول های مورد نیاز برای رنگ آمیزی ژل ۴-۳-۱
۵۱	- رنگ آمیزی با آبی کوماسی R-۲۵۰ ۴-۳-۱-۱
۵۲	- محلول رنگ بر ۴-۳-۱-۲
۵۲	- محلول نگهداری ژل (اسید استیک ۷٪) ۴-۳-۱-۳
۵۲	- روش رنگ آمیزی ۴-۳-۲-۲
۵۲	- تغییظ آنزیم و روش نگهداری آن ۲-۴-۵
۵۳	- سنجش غلظت پروتئین ها ۲-۶-۶
۵۳	- روش لوری ۲-۶-۱-۱
۵۴	- تهیه محلول های لازم جهت تعیین غلظت پروتئین به روش لوری ۲-۶-۱-۱-۱
۵۴	- محلول A ۶-۱-۱-۱-۱-۱
۵۴	- محلول B ۶-۱-۱-۱-۲
۵۴	- محلول C ۶-۱-۱-۳-۱-۱
۵۵	- مراحل سنجش ۶-۱-۲

۵۶	۲-۶-۲- تعیین غلظت آنزیم خالص با استفاده از ضریب جذب آن
۵۶	۷-۲- سنجش فعالیت آنزیم
۵۷	۱-۷-۲- سنجش فعالیت آنزیم در حضور داروی سلکوکسیب
۵۷	۸-۲- مطالعات گرماسنجی و تعیین پایداری گرمایی
۵۸	۹-۲- اندازه گیری های فلوئورسانس
۵۸	۹-۲-۱- اندازه گیری فلوئورسانس ذاتی
۵۹	۹-۲-۲- اندازه گیری فلوئورسانس خارجی
۶۰	۹-۲-۳- تعیین آب گریزی سطحی پروتئین (PSH)
۶۱	۹-۲-۴- مطالعه اثر خاموش کنندگی آکریل آمید بر فلوئورسانس ذاتی آنزیم
۶۱	۹-۲-۵- مطالعه اثر خاموش کنندگی سلکوکسیب بر فلوئورسانس ذاتی آنزیم و تعیین نوع مکانیسم خاموش کنندگی
۶۲	۹-۲-۶- تعیین استویکیومتری اتصال دارو به آنزیم
۶۳	۹-۲-۷- محاسبه تعداد جایگاه های اتصال و ثابت اتصال
۶۳	۹-۲-۸- تعیین پارامترهای ترمودینامیکی اتصال دارو به آنزیم
۶۴	۹-۲-۱۰- مطالعه دو رنگ نمایی دورانی (CD)

فصل سوم

نتایج

۶۷	۳-۱- تخلیص آنزیم کربونیک ایدراز II
۶۸	۳-۲- رسم منحنی استاندارد برای روش لوری
۶۹	۳-۳- بررسی فعالیت آنزیم کربونیک ایدراز II
۷۰	۳-۴- بررسی پارامترهای سیتیکی آنزیم در حضور داروی سلکوکسیب و تعیین نوع مهار شوندگی
۷۰	۳-۴-۱- رسم نمودار لاینیور-برک
۷۱	۳-۴-۲- رسم نمودار ثانویه و تعیین ثابت مهار کنندگی

۳-۴-۳- تعیین برگشت پذیری مهار شوندگی آنژیم کربونیک اندراز II توسط سلکوکسیب	۷۲
۳-۵- بررسی پایداری حرارتی آنژیم توسط روش گرماسنجی روشی افتراقی (DSC)	۷۳
۳-۶- نتایج فلوئورسانس	۷۵
۳-۶-۱- بررسی تغییرات ساختاری آنژیم در حضور سلکوکسیب با استفاده از فلوئورسانس ذاتی	۷۵
۳-۶-۲- اثر خاموش کنندگی آکریل آمید بر فلوئورسانس ذاتی آنژیم	۷۶
۳-۶-۳- تعیین نوع مکانیسم خاموش کنندگی سلکوکسیب	۷۷
۳-۶-۴- بررسی تغییرات ساختاری آنژیم در حضور سلکوکسیب با استفاده از فلوئورسانس	۷۹
	خارجی
۳-۶-۵- محاسبه آب گریزی سطحی پروتئین (PSH)	۸۰
۳-۶-۶- استوکیومتری اتصال دارو به آنژیم	۸۱
۳-۶-۷- تعیین تعداد جایگاه‌های اتصال و ثابت اتصال	۸۲
۳-۶-۸- بررسی پارامترهای ترمودینامیکی اتصال دارو به آنژیم	۸۴
۳-۷-۱- بررسی تغییرات ساختار دوم و سوم آنژیم کربونیک اندراز II در حضور غلظت‌های مختلف سلکوکسیب توسط روش CD	۸۵
۳-۷-۲- بررسی تغییرات ساختار سوم	۸۶

فصل چهارم

بحث و نتیجه گیری

۴-۱- بررسی کلی نتایج بدست آمده در این تحقیق	۸۹
۴-۲- نگاهی به آینده	۹۵

فصل پنجم

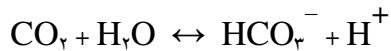
منابع

فصل اول

مقدمه

۱-۱- پیش گفتار

کربونیک ایدرازها (کربنات هیدرولیازها) (CAS, EC ۴. ۲. ۱. ۱۰) مطالو آنزیم‌های حاوی یون روی هستند که در تمامی پستانداران، گیاهان، جلبک‌ها و در گونه‌های وسیعی از پروکاریوت‌ها (بیوکترها و آرکئوباکترها) وجود دارند (Lindskog, 1997 & Smith *et al.*, 2000; Supuran *et al.*, 2004، Smith *et al.*, 2000 & Lindskog 1997). اما تاکنون کربونیک ایدراز در قارچ‌ها کشف نشده است. این آنزیم یکی از ساده‌ترین و در عین حال مهمترین واکنش‌های سیستم فیزیولوژیک را که هیدراته شدن برگشت پذیر دی اکسید کربن به بی‌کربنات و پروتون است، کاتالیز می‌کند (Lindskog, 1997):

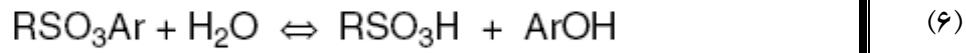
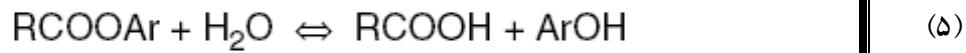
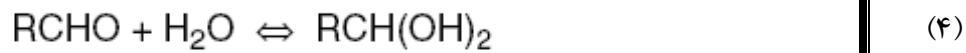
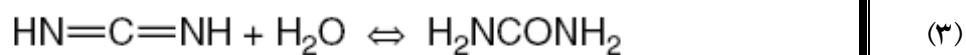
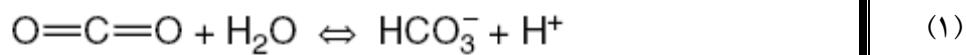


حتی در غیاب کاتالیست، این واکنش با سرعت متوسط (ثابت سرعت درجه دوم = $۰/۰۰۲۷ \text{ M}^{-1} \text{ s}^{-1}$) انجام می‌پذیرد. اما با توجه به این حقیقت، تقریباً همه موجودات از کربونیک ایدراز به عنوان کاتالیست جهت تسریع این واکنش دو طرفه استفاده می‌نمایند. چنین فعالیت آنزیمی ضروری و مهم است چون، هیدراته شدن دی‌اکسید‌کربن و دهیدراته شدن بی‌کربنات اغلب با واکنش‌های بسیار سریع همچون فرآیندهای انتقالی^۱ (به عنوان مثال، بی‌کربنات در خون باید خیلی سریع به شکل دی‌اکسید‌کربن دهیدراته شود و این دی‌اکسید‌کربن سریع به ریه‌ها جهت بازدم منتقل شود) همراه هستند (Banerjee, 2006). این آنزیم نقش اساسی را در بسیاری از فرآیندهای فیزیولوژیک، از جمله تنفس، فتوستز، تنظیم pH، جابجایی و انتقال دی‌اکسید‌کربن و بی‌کربنات، انتقال یون، تعادل آب و الکترولیت، کلسی فیکاسیون، تعادل اسید و باز، تولید مایع زلالیه، تولید مایع مغزی-نخاعی، ایجاد تومور و انجام برخی از واکنش‌های بیوستزی (شامل مراحل مهمی از تولید ادرار، گلوکونوثئز و لیپوثرز) و ... ایفا می‌کند (Supuran *et al.*, 2003؛ Supuran *et al.*, 2000).

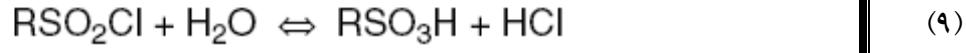
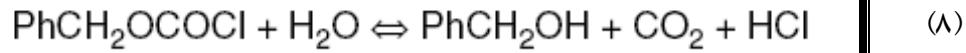
Hewett-Emmett, 2000; Supuran *et al.*, 2000 & Supuran *et al.*, 2002)

^۱ Transport processes

علاوه بر واکنش فیزیولوژیک مهم این آنزیم، هیدراته شدن برگشت پذیر دی اکسید کربن به بی کربنات (واکنش ۱، شکل ۱)، کربونیک انیدرازها واکنش‌های متعدد دیگری را نیز کاتالیز می‌کنند که از جمله این واکنش‌ها می‌توان به هیدراته شدن سیانات به کربامیک اسید (واکنش ۲)، هیدراته شدن سیانامید به اوره (واکنش ۳)، هیدراته شدن آلدهیدها به جم‌دیول‌ها^۱ (واکنش ۴)، هیدرولیز کربوکسیلیک یا سولفونیک (واکنش ۵ و ۶) و همچنین فرآیندهای هیدرولیتیکی که در مورد آن‌ها مطالعات کمتری صورت گرفته است (واکنش‌های ۷ تا ۹)، اشاره کرد. البته هنوز مشخص نیست که علاوه بر هیدراته شدن دی اکسید کربن توسط کربونیک انیدراز، واکنش‌های دیگری که این آنزیم کاتالیز می‌کند نیز نقش فیزیولوژیک قابل توجهی دارند یا خیر (Supuran *et al.*, 2003; Supuran *et al.*, 2000 & Briganti *et al.*, 1999).



(Ar = 2,4-dinitrophenyl)



(R = Me; Ph)

شکل ۱-۱- واکنش‌های کاتالیز شده توسط آنزیم کربونیک انیدراز.

^۱ Gem-diols

۲-۱- تاریخچه

کربونیک ایدراز به صورت همزمان اما مستقل توسط ملدروم^۱ و روتون^۲ و همچنین توسط استادی^۳ و اوبرین^۴ در سال ۱۹۳۳ کشف شد (Meldrum *et al.*, 1933 & Stadie *et al.*, 1933). در ابتدا این آنزیم، در نتیجه تحقیق برای یافتن یک عامل کاتالیتیک که از نظر تئوری وجود آن جهت انتقال سریع بی کربنات از اریتروسیت به مویرگهای ششی الزامی به نظر می رسد، کشف و تعیین ویژگی شد. ملدروم و روتون کربونیک ایدراز اریتروسیت را تقریباً با درجه بالایی تخلیص کردند و تخلیص کامل آنزیم از اریتروسیت‌های گاوی در اواخر دهه ۱۹۳۰ انجام شد (Meldrum *et al.*, 1933; Keilin *et al.*, 1939 & Keilin *et al.*, 1940). در سال ۱۹۳۹ وجود کربونیک ایدراز در گونه‌های گیاهی مخصوصاً در گیاهان سبز توسط نیش^۵ مشخص گردید (Neich, 1939). در سال ۱۹۶۳، ویچ^۶ و بلانکنشیپ^۷ وجود اولین کربونیک ایدراز را در یک پروکاریوت گزارش کردند (Vitch *et al.*, 1963). وجود این آنزیم در گونه‌های نایسریا^۸ و گونه‌ای از استرپتوکوکوس سالیواروس^۹ در این زمان به اثبات رسید. فعالیت کربونیک ایدرازی در قلمرو آرکنوباکترها اولین بار در متانوآرکئونی به نام متانوسارکینا بیکری^{۱۰} دیده شد و این آنزیم برای اولین بار از متانوسارکینا ترموفیلا که بسیار به بیکری وابسته و نزدیک است، تخلیص و تعیین ویژگی شد (Karrasch *et al.*, 1989 & Alber *et al.*, 1994). مان و کیلین با یافتن اینکه فعالیت آنزیم به طور مستقیم در تناسب با محتويات یون روی است، نقش ویژه‌ای را برای این فلز در نظر گرفتند (Keilin *et al.*, 1994).

^۱ Meldrum

^۲ Roughton

^۳ Stadie

^۴ O'Brein

^۵ Neish

^۶ Veitch

^۷ Blankenship

^۸ *Neisseria*

^۹ *Streptococcus salivarius*

^{۱۰} *Methanosarcina bakeri*

۳-۱- خانواده کربونیک ایندراز

آنژیم کربونیک ایندراز انسانی^۱ اولین بار در سال ۱۹۶۱ از اریتروسیت تخلیص شد & (Nyman, 1961) آنژیم کربونیک ایندراز از لحاظ تکاملی توسط سه دسته ژنی غیر وابسته از لحاظ (Handerson *et al.*, 1973) تکاملی به نام‌های α -CA، β -CA و γ -CA به رمز در می‌آید (Hewett-Emmett *et al.*, 1996). در مهره‌داران عالی، تاکنون ۱۵ ایزوژیم مختلف از این (Tashian *et al.*, 1976 & Tashian, 1992) آنژیم شناسایی شده است که از لحاظ جایگاه درون سلولی، توزیع بافتی، فعالیت آنژیمی و همچنین حساسیت به مهارکننده‌های سولفونامیدی با یکدیگر بسیار تفاوت دارند (جدول ۱-۱). ۵ تا از این ایزوژیم‌ها (CA VII, CA I-III, CA XIII, CA VB و CA VA) میتوکندریابی هستند، یکی از آن‌ها (CA VI) به فرم ترشحی است، ۴ تا (CA XIV, CA XII, CA IX, CA IV و CA III) به صورت متصل به غشا هستند، و ۳ ایزوژیم باقیمانده، (CAXI و CAX و CAVIII) نیز سیتوزولی ولی قادر (Supuran *et al.*, 2004; Banerjee, 2006; .(CA-like proteins) فعالیت کاتالیتیکی هستند (Supuran *et al.*, 2003 & Supuran *et al.*, 2002)

^۱ Human carbonic anhydrase (hCA)

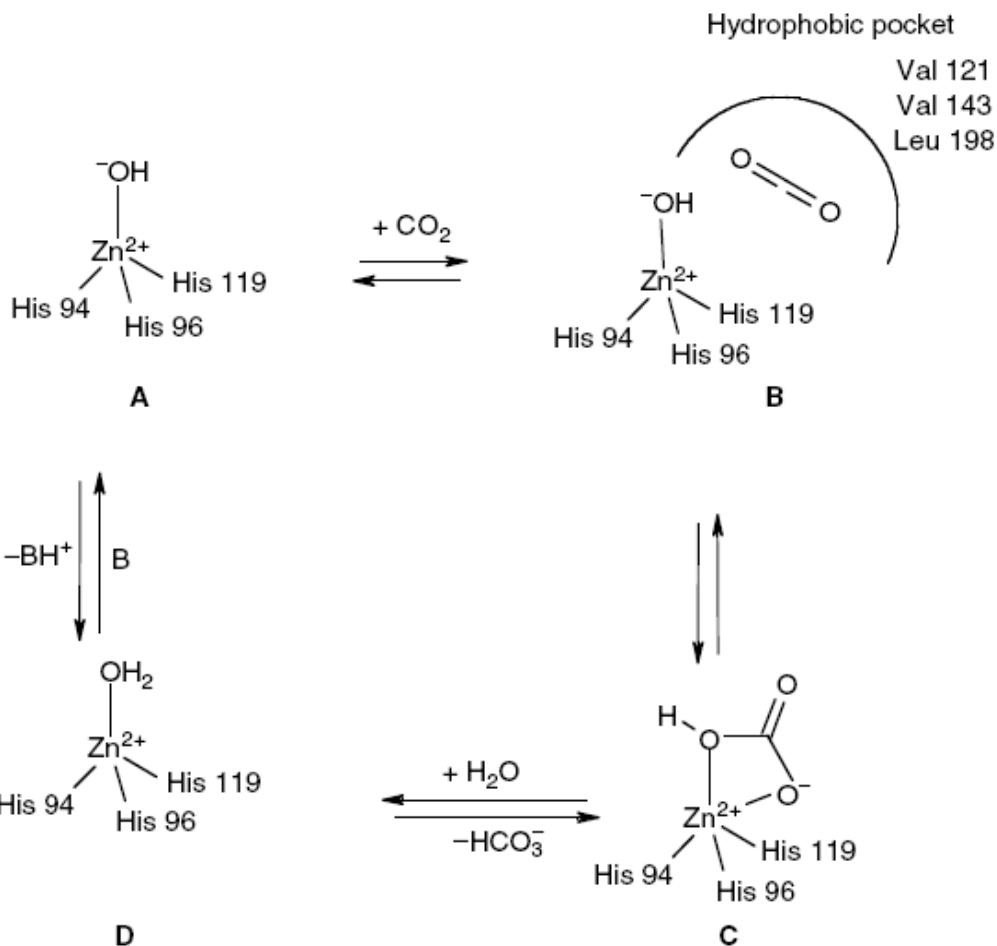
جدول ۱-۱- ایزو زیم های α -کربونیک اندراز مهره داران عالی: فعالیت هیدرازی CO_2 ، تمایل به مهار کننده های سولفونامیدی و موقعیت درون سلولی.

ایزو زیم	موقعیت درون سلولی	تمایل به سولفونامیدها	فعالیت کاتالیتیک (هیدراته کردن CO_2)
CA I	سیتوزول	متوسط	(CA II % ۱۰) کم
CA II	سیتوزول	بسیار زیاد	زیاد
CA III	سیتوزول	بسیار کم	بسیار کم (CA II % ۰/۳)
CA IV	غشایی	زیاد	زیاد
CA V	میتوکندری	زیاد	متوسط-زیاد
CA VI	ترشحی به درون بزاق	متوسط-کم	متوسط
CA VII	سیتوزول	بسیار زیاد	زیاد
CARP VIII	احتمالاً سیتوزول	----	بدون فعالیت
CA IX	غشایی	زیاد	زیاد
CARP X	سیتوزول	----	بدون فعالیت
CARP XI	سیتوزول	----	بدون فعالیت
CA XII	غشایی	نامعلوم	فعال (بدون داده های کمی)
CA XIII	سیتوزول	نامعلوم	احتمالاً زیاد
CA XIV	غشایی	نامعلوم	کم

۱-۳-۱-کربونیک اندراز

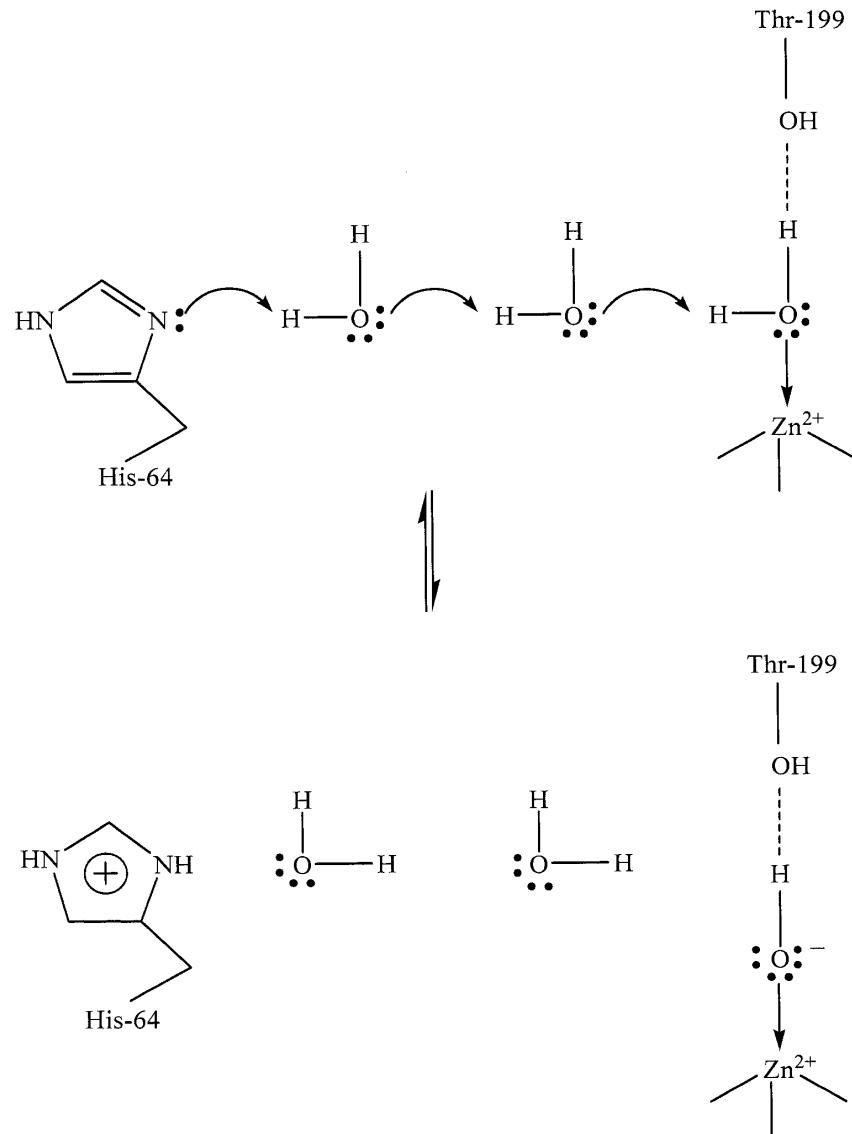
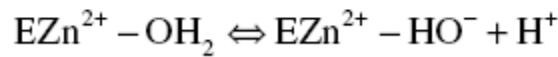
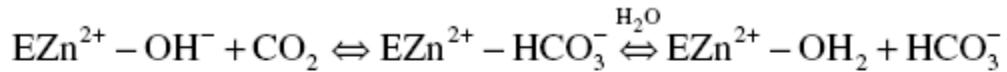
α -کربونیک اندرازها در مهره‌داران، باکتری‌ها، جلبک‌ها و سیتوپلاسم گیاهان سبز وجود دارند. همان‌طور که گفته شد یون روی (Zn^{2+}) برای عمل کاتالیتیکی کربونیک اندراز ضروری است (Christianson *et al.*, 1996 & Stams *et al.*, 2000). کریستالوگرافی اشعه X نشان می‌دهد که این یون فلزی در عمق ۱۵ آنگسترومی شکاف جایگاه فعال قرار دارد. در این آنزیم سه جایگاه کثوردیناسیون توسط حلقه‌های ایمیدازول سه باقیمانده هیستیدین (His ۹۶، His ۱۱۹ و His ۹۴) و جایگاه (Christianson *et al.*, 1996 & Stams *et al.*, 2000) چهارم توسط یک مولکول آب (یا یون هیدروکسید، وابسته به pH) اشغال شده است. به علت آن‌که همه گروه‌های اشغال‌کننده جایگاه‌های کثوردیناسیون خشی هستند، بار کلی Zn^{2+} باقی می‌ماند (شکل ۲-۱). آب متصل شده به روی با گروه هیدروکسیل باقیمانده Thr ۱۹۹، که خود با گروه کربوکسیلات Glu ۱۰۶ یک پیوند هیدروژنی دیگر را تشکیل می‌دهد، پیوند هیدروژنی برقرار کرده است. این میان‌کنش‌ها سبب افزایش خاصیت هسته‌دوستی^۱ مولکول آب متصل به روی شده و سوبسترا (CO_2) را در موقعیتی مناسب جهت حمله (Lindskog *et al.*, 2000; Stams *et al.*, 2000 & Supuran *et al.*, 2003). شکل فعال آنزیم شکل اصلی آن است که در آن گروه هیدروکسید به Zn^{2+} متصل شده است (Lindskog *et al.*, 2000). این هسته‌دوست قوی به مولکول CO_2 در پاکت آب‌گریز حمله می‌کند (در مورد ایزووزیم CA II انسانی، پاکت آب‌گریز یا جایگاه اتصال سوبسترا از باقیمانده‌های Val ۱۲۱، Val ۱۴۳ و Leu ۱۹۸ تشکیل شده است) و منجر به تشکیل بی‌کربنات کوئوردینه شده با Zn^{2+} می‌شود (شکل ۲-۱). (Christianson *et al.*, 1996)

^۱ Nucleophilicity



شکل ۱-۲- نمایش شماتیک کاتالیز هیدراتهشدن دی اکسید کربن توسط کربونیک آندراز. پاکت آب گریز برای اتصال سوبسترا به صورت شماتیک در مرحله B نشان داده شده است.

پس از تشکیل بی کربنات کوئوردینه شده با Zn (II)، یون بی کربنات با یک مولکول آب تعویض می شود و وارد محلول می شود و این امر منجر به تشکیل فرم اسیدی آنزیم (شکلی از آنزیم که در آن آب با یون روی کوئوردینه شده است)، که از لحاظ کاتالیتیکی فرم غیر فعال آنزیم محسوب می شود، می گردد (شکل ۱-۲- مرحله D) (Bertini *et al.*, 1982 & Supuran *et al.*, 2003). آنزیم برای برگشت به شکل بازی و فعال خود (شکل ۱-۲- مرحله A) نیاز به یک واکنش انتقال پروتون از جایگاه فعال به محیط دارد که این امر ممکن است توسط باقیمانده های جایگاه فعال مثل His ۶۴ که شاتل پروتونی در ایزوژیم های I, II, IV, VII و IX می باشد (شکل ۱-۳) و یا بافر موجود در محیط واکنش (BH⁺) صورت بگیرد. مراحل این فرآیند به صورت شماتیک در معادله های ۱ و ۲ نشان داده شده است.



شکل ۱-۳- مکانیسم جابجایی پروتون بین آب متصل به روی و His ۶۴ کربونیک اسیدراز II. هنگامی که یون هیدروکسید به روی در آنزیم متصل است، آنزیم از لحاظ کاتالیتیک فعال است و برای انجام واکنش هیدراته شدن آمده می‌باشد.

مرحله محدود کننده سرعت در واکنش کاتالیزی کربونیک ایدراز، واکنش دوم یعنی معادله ۱ است (انتقال پروتون منجر به ایجاد شکل فعال آنزیم می‌شود). در ایزوژیم‌های بسیار فعال کاتالیتیک، مثل CA IX و CA VII، CA V، CAII، این فرآیند با همکاری His شماره ۶۴ در ورودی جایگاه فعال و همچنین خوشای از هیستیدین‌ها که در لبه جایگاه فعال به صورت برآمده قرار دارند، صورت می‌گیرد. در کربونیک ایدراز II که یکی از فعال‌ترین ایزوژیم‌های کربونیک ایدراز است، این انتقال پروتون بسیار کارآمد صورت می‌پذیرد (شکل ۱-۳-۱) (Supuran *et al.*, 2004 & Briganti *et al.*, 1997).

۱-۱-۳-۱- کربونیک ایدراز II (CA II)

در بین ایزوژیم‌های مختلف α -کربونیک ایدراز، کربونیک ایدراز II (که قبلاً به نام CA C خوانده می‌شد) (Lindskog, 1997) به طور وسیعی از لحاظ ساختاری، عملکردی و مکانیسم مورد مطالعه قرار گرفته است. کربونیک ایدراز II، ایزوژیمی با فعالیت بالا و سرعت تبدیل $1 \times 10^6 \text{ s}^{-1}$ در pH ۹ و دمای 25°C در جهت هیدراته کردن دی‌اکسید کربن می‌باشد (Khalifah, 1971 & Steiner *et al.*, 1975). CA II، همچنین هیدرولیز استرهای آромاتیک و آلفاتیک را کاتالیز می‌کند و نسبت به ایزوژیم I به مهارکننده‌های سولفونامیدی بسیار حساس‌تر است (Sly *et al.*, 1995 & Supuran *et al.*, 2003). این ایزوژیم تقریباً در سیتوزول سلول‌های تمام بافت‌ها و اندام‌ها یافت می‌شود & (Tashian, 1992). انواعی از سلول‌ها که CA II را بیان می‌کنند شامل استئوکلاست‌ها در استخوان^۱، Khalifah, 1971) الیگودندروسیت‌ها^۲ و اپیتلیوم شبکه کوروئیدی^۳ در مغز، اجسام مژگانی و عدسی در چشم، سلول‌های مولر در شبکیه چشم^۴، کبد (عمدتاً در هپاتوسیت‌هایی که در اطراف ورید باب هستند)، کلیه (لوله‌های دیستال، لوله‌های پروکسیمال و سلول‌های مجاري جمع‌کننده در بخش کورتکس کلیه)، سلول‌های مجرای پانکراس، سلول‌های اندوتیال، سلول‌های اپیتلیال غدد بزاقی، سلول‌های اپیتلیال سمنیال وزیکول و مجاري دفران، اریتروسیت‌ها و اسپرماتوزوآ می‌باشند (Kaunisto *et al.*, 1990 & Parkkila *et al.*, 1991).

^۱ Turn over rate

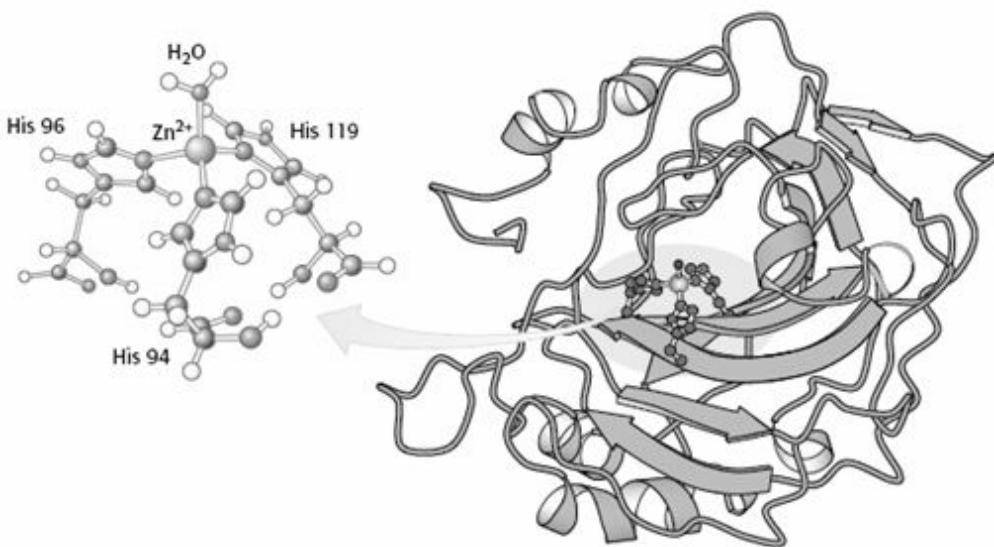
^۲ Osteoclasts

^۳ Oligodendrocytes

^۴ Epithelium of the choroids plexus

^۵ Retinal Muller cells

وظایف فیزیولوژیک کربونیک ایدراز II در سلول‌هایی که دارای این ایزوژیم هستند، بسیار متنوع است. در برخی از سلول‌ها (برای مثال در سلول‌های اپیتلیال غدد بزاقی، معده، هپاتوسیت‌ها و غیره) نقش عمدت‌های را در تعادل اسید و باز ایفا می‌کند. در روده بزرگ و کیسه صفراء، کربونیک ایدراز II در عمل جذب آب و نمک دخالت دارد (Sly *et al.*, 1995 & Schwartz *et al.*, 1993). این ایزوژیم در تبادل دی‌اکسید کربن در اریتروسیت‌ها، ریه و کلیه‌ها نقش دارد (Lonnerholm *et al.*, 1985). مطالعات نشان می‌دهد که بیان ویژه بافتی^۱ کربونیک ایدراز II، مربوط به تنظیم در سطح رونویسی آنزیم است (Schwartz *et al.*, 1993). همچنین این ایزوژیم در تنظیم هورمونی رحم، استخوان و کلیه‌ها نقش مهمی را دارا می‌باشد. مشاهدات اخیر پیشنهاد می‌کند که به هنگام اسیدوز متابولیک، این ایزوژیم بیان بالایی در سلول‌های کلیه دارد (Tashian, 1992). ساختار کربونیک ایدراز II انسانی در شکل (۴-۱) نشان داده شده است.



شکل ۱-۴- ساختار کربونیک ایدراز II انسانی و جایگاه روی در آن. (سمت چپ) روی به حلقه‌های ایمیدازول سه اسید آمینه هیستیدین و همچنین به آب متصل شده است. (سمت راست) موقعیت جایگاه روی در آنزیم (Berg *et al.*, 2002).

^۱ Tissue-specific expression

۱-۳-۲-۳- کربونیک ایندراز

بسیاری از باکتری‌ها، تعدادی از آرکنوباکترها (مثل متابوپاکتریوم ترموترووفیکوم^۱، جلبک‌ها و کلروپلاست‌های گیاهان عالی، حاوی کربونیک ایندرازهایی متعلق به خانواده β -کربونیک ایندراز (Smith *et al.*, 1999; Kimber *et al.*, 2000; Mitsuhashi *et al.*, 2000 & Cronk *et al.*, 2001) هستند. تفاوت اساسی بین این آنزیم‌ها و α -کربونیک ایندرازها در این است که β -کربونیک ایندرازها معمولاً به صورت الیگومرهايی هستند که این الیگومرها عموماً از دو یا شش منomer که هر منomer دارای وزن مولکولی ۲۵ تا ۳۰ کیلو Dalton است، تشکیل شده‌اند. ساختارهای به دست آمده از کریستالوگرافی اشعه X از چهار نوع از β -کربونیک ایندرازها هم اکنون در دسترس است:

(۱) آنزیم تخلیص شده از جلبک قرمز پورفیریدیوم^۲ (Mitsuhashi *et al.*, 2000)

(۲) آنزیم به دست آمده از کلروپلاست پیزوم ساتیووم^۳ (Kimber *et al.*, 2000)

(۳) آنزیم پروکاریوتی جداشده از اشرشیا کولی^۴ (Cronk *et al.*, 2001)

(۴) Cab، که یک آنزیم جداشده از آرکنون متابوپاکتریوم ترموترووفیکوم است (Strop *et al.*, 2001)

۱-۳-۳-۷- کربونیک ایندراز

گیاهان خانواده Cam^۵ اولین کربونیک ایندرازهای شناخته شده از کلاس β -کربونیک ایندراز می‌باشند که از آرکنون متابوژنیک متابوپاکتریا ترموفیلا اجدادی جدا شده‌اند (Iverson *et al.*, 2000). چندین ویژگی، Cam را از α - و β -کربونیک ایندرازها متمایز می‌سازد. منومرهای Cam به طور خود به خود به صورت هترودایمراهایی با وزن مولکولی حدود ۷۰ کیلو Dalton در می‌آیند (& Iverson *et al.*, 2000). ساختار کریستالی این آنزیم سه جایگاه اتصال روی که بسیار شبیه به این جایگاه‌ها در Kisher 1996

^۱ *Methanobacterium thermoautotrophicum*

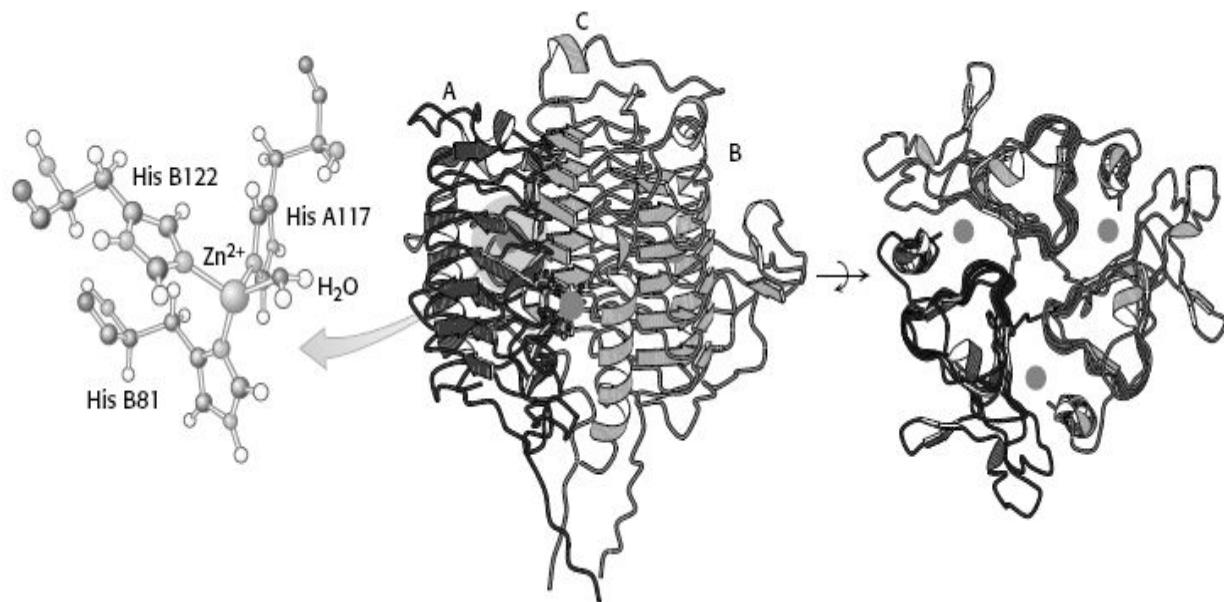
^۲ *Porphyridium purpureum*

^۳ *Pisum sativum*

^۴ *E. coli*

^۵ Crassulacean acid metabolism

^۱-کربونیک اندرازهاست را مشخص کرده است. در این حالت، سه جایگاه اتصال روی، در حد فاصل^۱ سه زیر واحد آنزیم تریمر قرار گرفته است (شکل ۱-۵). ساختار مارپیچ β چپ گرد و بسیار فشرده (یک رشته β به داخل یک مارپیچ چپ گرد پیچیده شده) موجود در این آنزیم نیز در آنزیم هایی که واکنش های غیر مرتبط با واکنش های کربونیک اندراز را کاتالیز می کنند، یافت شده است. بنابراین، تکامل همگرا حداقل در سه زمان کربونیک اندراز هایی را به وجود آورده که به یون های روی متکی می باشند و در هر سه دسته آنزیم، فعالیت کاتالیزی به مولکول های آب متصل به روی وابسته است (Berg *et al.*, 2002).



شکل ۱-۵-۶-کربونیک اندراز. (چپ) جایگاه اتم روی در ۶-کربونیک اندراز. (وسط) ساختار تریمری پروتئین (زنجیرها با A، B و C مشخص شده اند). (راست) برای نشان دادن تقارن سه وجهی و موقعیت جایگاه فلز روی موجود در حد فاصل زیر واحد ها، پروتئین چرخانده شده است (Berg *et al.*, 2002).

۱-۴- ارتباط کربونیک اندراز با برخی از بیماری ها

بسیاری از بیماری ها در ارتباط با ایزوژیم های کربونیک اندراز هستند (جدول ۱-۲). تعدادی از این بیماری ها به علت نقص و تعدادی دیگر به علت بیان بالای بعضی از ایزوژیم های کربونیک اندراز در بافت های مختلف می باشند، که منجر به ایجاد اختلالات فیزیولوژیکی می شوند. با این حال تا کنون، فقط

^۱ Interface